



⑬ **BUNDESREPUBLIK
DEUTSCHLAND**



**DEUTSCHES
PATENTAMT**

⑫ **Offenlegungsschrift**
⑩ **DE 42 44 580 A 1**

⑤ Int. Cl.⁵:
C 12 P 1/00
C 12 P 17/12
A 61 K 31/505

⑲ Aktenzeichen: P 42 44 580.9
⑳ Anmeldetag: 31. 12. 92
㉑ Offenlegungstag: 7. 7. 94

DE 42 44 580 A 1

⑦ Anmelder:

Galinski, Erwin A., Dr., 5300 Bonn, DE; Trüper,
Hans-G., Prof. Dr., 5300 Bonn, DE; Sauer, Thomas,
5300 Bonn, DE

⑦A Vertreter:

von Kreisler, A., Dipl.-Chem.; Selting, G., Dipl.-Ing.;
Werner, H., Dipl.-Chem. Dr.rer.nat.; Fues, J.,
Dipl.-Chem. Dr.rer.nat.; Böckmann gen. Dallmeyer,
G., Dipl.-Ing.; Hilleringmann, J., Dipl.-Ing.; Jönsson,
H., Dipl.-Chem. Dr.rer.nat.; Meyers, H., Dipl.-Chem.
Dr.rer.nat., Pat.-Anwälte, 50667 Köln

⑦B Erfinder:

gleich Anmelder

Prüfungsantrag gem. § 44 PatG ist gestellt

⑥A Verfahren zur in vivo Gewinnung von Inhaltsstoffen aus Zellen

⑤7 Es wird ein Verfahren beschrieben zur in vivo Gewinnung
von Inhaltsstoffen aus Zellen, wobei die betreffenden Zellen
von einem ersten Zustand, in dem quasi-stationäre Bedin-
gungen zwischen Zelle und umgebendem Medium existie-
ren, plötzlich in einen zweiten Zustand wechseln, wodurch
die Zellen gezwungen werden, durch Abgabe von Zellinhalts-
stoffen in die Umgebung zu reagieren, um eine Anpassung
der Zelle an die Bedingungen des zweiten Zustandes zu
erreichen.

DE 42 44 580 A 1

Die folgenden Angaben sind den vom Anmelder eingereichten Unterlagen entnommen
BUNDESDRUCKEREI 05. 94 408 027/148

12/44

Gegenstand der vorliegenden Erfindung ist ein Verfahren zur in vivo Gewinnung von Inhaltsstoffen aus Zellen sowie nach dem Verfahren gewinnbare Ectoine und/oder Ectoin-Derivate, wie S,S- α -Amino- β -hydroxyectoin.

Die gebräuchlichen biotechnologischen Verfahren zur Gewinnung niedermolekularer Metaboliten im technischen Maßstab nutzen fehlregulierte/überproduzierende oder "leaky" Mutanten, die das entsprechende Produkt ins Medium ausscheiden. Eine erfolgreiche Mutagenisierung und Mutantenselektion setzt jedoch voraus, daß ein geeigneter Produkt-Schnelltest zur Verfügung steht, oder daß mit spezifischen Antimetaboliten ein Selektionsdruck ausgeübt werden kann. Diese Voraussetzungen sind im allgemeinen jedoch für viele Produkte nicht gegeben. Mithin muß in zunächst aufwendigen Verfahren dafür Sorge getragen werden, daß spezielle Mutanten gezüchtet werden, die diese Bedingungen für die entsprechenden Produkte erfüllen. Des weiteren ist nachteilig, daß das Produkt bei sogenannten Dauerausscheidern aus einem mehr oder weniger komplexen Kulturmedium isoliert werden muß.

Das der Erfindung zugrunde liegende Problem ist die Bereitstellung eines prozeßtechnisch steuerbaren Verfahrens mit dem aus Zellen in kontinuierlicher Weise Zellinhaltsstoffe isolierbar werden, wobei das Verfahren in vorteilhafter Weise zyklisch gestaltet werden kann und somit wirtschaftlich ist. Das erfindungsgemäße Verfahren soll eine in-vivo-Isolierung der entsprechenden Produkte ermöglichen, so daß die Zellen nicht zerstört, abgetrennt und durch neue Produzenten ersetzt werden müssen.

Überraschenderweise wird dieses technische Problem gelöst durch ein Verfahren zur in-vivo-Gewinnung von Inhaltsstoffen mit den Merkmalen des Anspruchs 1. Die Ansprüche 2 bis 15 betreffen bevorzugte Ausführungsformen des erfindungsgemäßen Verfahrens.

Anspruch 16 betrifft Hydroxyectoin, das gemäß Anspruch 17 als Zusatz zur Kryoprotektion von biologischen Wirkstoffen, Zellen, Blutkonserven etc., in der Medizintechnik, der pharmazeutischen und/oder kosmetischen Industrie, gemäß Anspruch 18 als Arzneimittel und gemäß Anspruch 19 zur Herstellung eines Arzneimittels zur Behandlung von Hauterkrankungen verwendet werden kann.

Das erfindungsgemäße Verfahren zur in vivo Gewinnung von Inhaltsstoffen aus Zellen geht davon aus, daß vorkultivierte Zellen, die in einem bestimmten ersten Zustand gewachsen sind, in einen zweiten Zustand überführt werden. Durch diesen Schock werden die Zellen gezwungen, durch Abgabe von Zellinhaltsstoffen in die Umgebung zu reagieren, um eine Anpassung der Zellen an die Bedingungen, die im zweiten Zustand herrschen, zu erreichen. Dabei müssen die vorgenannten Verfahrensschritte mindestens zweimal durchlaufen werden (Wechselschock).

Die Veränderung in der Umgebung der Zellen im ersten Zustand kann beispielsweise durch Veränderung des Druckes, der Temperatur, der Konzentration von Stoffen, dem pH-Wert oder Kombinationen dieser Maßnahmen erzielt werden.

So ist es beispielsweise möglich, einen Schock durch Änderungen der osmotischen Bedingungen im Kulturmedium auszulösen.

Das erfindungsgemäße Verfahren kann vorzugsweise mit weiteren Maßnahmen kombiniert werden, wie sol-

chen, die eine Erhöhung der Permeabilität von Zellmembranen hervorrufen, wie beispielsweise Elektroporationsverfahren. Die Permeabilität der Zellmembranen kann auch durch permeabilisierende Substanzen verändert werden. Dazu gehören insbesondere porenbildende und/oder diffusionsfördernde Peptid- und Depsipeptidantibiotika, z. B. Valinomycin, Polymyxin, Gramacidin, Nisin sowie Detergenzien wie z. B. Natriumdodecylsulfat, Triton X, Cetyltrimethylammoniumbromid. Auch Wachstum der Zellen in Mangelmedien kann zu einer Erhöhung der Zellpermeabilität führen. Dies geschieht insbesondere dann, wenn den Zellen bestimmte Nährstoffe, wie Biotin oder Mangan, vorenthalten werden. Auch durch Verwendung von Mutanten, deren Lipidstoffwechsel gestört ist, kann die Zellmembran der betreffenden Zellen durchlässiger sein.

Aufgrund der Tatsache, daß die Zellen nicht zerstört werden, sondern lediglich durch Leckagen, die in Form von spezifischen oder unspezifischen Poren oder aktiven Transportsystemen vorliegen können, Zellinhaltsstoffe ins Medium abgeben, kann durch Regeneration des ersten Zustandes und erneuten Wechsel in den zweiten Zustand das erfindungsgemäße Verfahren kontinuierlich gestaltet werden. Dies erfolgt erfindungsgemäß in Form von sogenannten Wechselschocks in zyklischer Prozeßführung. Vorzugsweise werden zwischen den Wechselschocks die Zellen solange bei konstanten Bedingungen gehalten, bis zwischen Zellen und Umgebung quasi-stationäre Bedingungen vorliegen.

Als Zellen, die dem erfindungsgemäßen Verfahren unterworfen werden können, kommen Mikroorganismen, insbesondere Bakterien, Pilze, Hefen, Algen, Rotalgen oder Zellen höherer Organismen, tierische oder pflanzliche Gewebe, oder Organe in Betracht.

In bestimmten Konstellationen kann es vorteilhaft sein, als Zellen genetisch manipulierte Zellen einzusetzen, die bestimmte Stoffe synthetisieren und diese in Folge des Schocks in die Umgebung sezernieren.

Nach dem erfindungsgemäßen Verfahren arbeitet man in einer bevorzugten Ausführungsform, wie im folgenden beschrieben. Beispielsweise produzieren halotolerante Eubakterien in Anpassung an hohe Salinität niedermolekulare Naturstoffe (Osmotika), die native Enzyme in einem Milieu geringer Wasseraktivität stabilisieren. Sie können als Schutzstoffe in der Enzymtechnologie eingesetzt werden, und zwar als Hitze-, Gefrier- und Trocknungsschutzsubstanzen. Viele dieser "Solute", wie beispielsweise Verbindungen aus der Klasse der Tetrahydropyrimidincarbonsäuren, sind biotechnologisch in Anwendung des erfindungsgemäßen Verfahrens leicht zugänglich. Das erfindungsgemäße Verfahren nutzt die Fähigkeit der halotoleranten Organismen, bei einem Verdünnungsstreß rasch große Mengen organischer Osmotika zu exportieren, um osmotisch bedingtes Platzen der Zellen zu vermeiden. Vorteilhaft am erfindungsgemäßen Verfahren ist die Tatsache, daß die Ausscheidung der zytoplasmatisch akkumulierten Substanzen auch bei Wildstämmen induzierbar ist, und daß das Produkt in relativ reiner Form in einem verdünnten wäßrigen Medium vorliegt. Die problematische Reinigung niedermolekularer organischer Verbindungen wird dadurch wesentlich vereinfacht. Da die Produktion beispielsweise der Solute vorrangig und unabhängig vom Zellwachstum erfolgt, läßt sich die in-vivo-Extraktion, in Verkörperung des erfindungsgemäßen Verfahrens, beliebig oft wiederholen und kann in einem kontinuierlichen Verfahren der Biokonversion mit Biomasserecycling weitergeführt werden.

3
In einer bevorzugten Ausführungsform des erfindungsgemäßen Verfahrens werden Mikroorganismen, wie Proteobakterien, insbesondere Halomonadaceae, oder Firmicutes, z. B. Micrococci, eingesetzt.

Durch stufenweises Verdünnen einer dichten Zellkultur, Analyse der ausgeschiedenen Zellinhaltsstoffe und abschließender Lebendzellzahlbestimmung kann ein geeigneter Organismus identifiziert werden, der auch extremen Verdünnungsstreß toleriert.

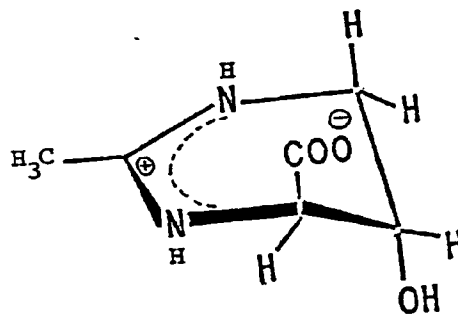
Die Zellen werden vorzugsweise von einer Umgebung mit einer Osmolarität von bis zu 30 Osmol in eine Umgebung möglichst geringer Osmolarität überführt. Die Osmolarität kann auch zwischen 5 und 1 Osmol geändert werden.

Ein bevorzugter Organismus sollte auch ohne komplexe Nährstoffe schnell wachsen, das gewünschte Produkt gegebenenfalls aufgrund genetischer Manipulation in hoher Konzentration im Zytoplasma anreichern können (bis zu 2 M) und Wechselschocks, vorzugsweise zwischen 20%iger Natriumchloridlösung und reinem Wasser, unbeschadet überstehen. Durch die Inkubation in niederosmolarem Nährmedium (idealerweise Wasser) werden die Zellen zur Abgabe ihrer Osmotika gezwungen. Das von den Zellen getrennte niederosmolare Medium enthält die Osmotika (Produktlösung). Die zyklische Prozeßführung ermöglicht eine wirtschaftlichere Verfahrensführung, da die einmal kultivierten Zellen mehrfach zur Produktion der Osmotika eingesetzt werden können. Ein Aufschluß der Zellen entfällt ebenso wie die Abtrennung von Produkt und Zelltrümmern.

Die zum Austausch der Nährmedien erforderliche Abtrennung von Zellen vom Außenmedium kann auf verschiedene Weise erfolgen. Darunter sind Methoden zu nennen wie Zentrifugation, Filtration, Ausflockung oder Immobilisierung der Zellen. Die Veränderung der Osmolarität kann aber auch durch eine veränderliche Löslichkeit der Osmotika im Außenmedium, z. B. durch Temperatur, durch deren Polymerisationsgrad oder Komplexierung erreicht werden. Entsprechend der Wahl des Trennungsverfahrens weist der Anlagenaufbau zur Kultivierung der Zellen bestimmte Unterschiede auf. Vorteilhaft ist eine hohe Beladung der Anlage mit Zellen, da auf diese Weise die Ausbeute gesteigert werden kann. Die hohe Zelldichte kann z. B. durch eine Hochzelldichtefermentation oder ein Immobilisierungsverfahren, das zu einem hohen Zellanteil im Immobilisat führt, erreicht werden.

Als extrahierbare Naturstoffe kommen insbesondere Osmotika der folgenden Gruppen in Betracht: Ectoine, insbesondere Ectoin und Hydroxyectoin, die als hygroscopische Verbindungen eingesetzt werden können; Aminosäuren und ihre Derivate, insbesondere N-Acetylierte Diaminosäuren, wie N-Acetyl-Lysin und N-Acetyl-Ornithin, N-modifizierte Dicarboxamide; Zucker und ihre Derivate, beispielsweise Trehalose (Trockenstabilisator), Polyole, Betaine, Peptide und Proteine.

Insbesondere wird von *Halomonas elongata* und *Marinococcus halophilus* das optisch aktive Hydroxyectoin der nachstehenden Formel gebildet.



S,S-α-Amino-β-hydroxyectoin

Diese Substanz ist beispielsweise neben anderen Ectoin-Derivaten zur Kryoprotektion von biologischen Wirkstoffen, Zellen, Blutkonserven usw. einsetzbar und kann in Medizintechnik, Kosmetik und pharmazeutischer Industrie Verwendung finden.

Ectoin und Ectoin-Derivate wie Hydroxyectoin können auch in Arzneimitteln verwendet werden. Insbesondere kann Hydroxyectoin zur Herstellung eines Arzneimittels zur Behandlung von Hauterkrankungen eingesetzt werden. Andere Einsatzgebiete des Hydroxyectoins und anderer Ectoin-Derivate liegen typischerweise in Gebieten in denen z. B. Trehalose als Zusatzstoff verwendet wird. So können Ectoin-Derivate, wie Hydroxyectoin, als Schutzstoff in getrockneten Hefe- und Bakterienzellen Verwendung finden. Auch pharmazeutische Produkte wie nicht glykosylierte, pharmazeutisch wirksame Peptide und Proteine z. B. t-PA können mit Ectoin oder seinen Derivaten geschützt werden.

Ein typischer Verfahrensverlauf am Beispiel der Kultivierung von *Halomonas elongata* wird im folgenden beschrieben.

Die Vorkultur von *Halomonas elongata* wird im Bioreaktor im Batchverfahren angezüchtet. Die Batchfermentation wird solange durchgeführt bis ein Großteil der Kohlenstoffquelle, in Form von beispielsweise Glucose, verbraucht ist.

Viele wichtige Nährlösungsbestandteile, wie z. B. Glucose oder Methanol, lassen sich nur in begrenzter Menge einsetzen, da sie in zu großer Konzentration wiederum das Wachstum der Mikroorganismen hemmen. Um dennoch hohe Zelldichten zu erreichen, kann man solche das Wachstum limitierende Stoffe während der gesamten Fermentationsdauer kontinuierlich zufüttern ("Fed-Batch-Kultur"). Erfolgt das Zufüttern mit exponentiell ansteigender Fütterungsrate, so wird das exponentielle Wachstum der Mikroorganismen optimal unterstützt und es wird eine maximale Raum-Zeit-Ausbeute erreicht. Wählt man die Parameter richtig, so kann zu jedem Zeitpunkt des exponentiellen Wachstums die entsprechende Substratmenge zugefüttert werden. Werden die Parameter nicht optimal abgeglichen, kann im Extremfall Substratakkumulationen im Reaktor auftreten und damit das Wachstum der Mikroorganismen gehemmt werden, bis hin zum Absterben der Mikroorganismen.

Die optimale Fütterungsstrategie kann beispielsweise nach dem Algorithmus von Keller und Dunn erfolgen (Keller R. and Dunn I.J. Fed-batch microbial culture: models, errors and applications. J. appl. Chem. Biotechnol., 28 : 508 bis 514, (1978)).

An die Hochzelldichtefermentation schließt sich der

Verfahrensschritt der Konzentrierung der Zellsuspension an. Um anschließend die Solute aus den Zellen zu extrahieren, ist es empfehlenswert, zunächst den Großteil des Außenmediums zu entfernen. Diese Konzentrierung der Zellsuspension kann insbesondere durch Querstromfiltration durchgeführt werden. Dazu wird die Zellsuspension mittels einer Fördereinrichtung, wie einer Pumpe, durch eine Filtriereinrichtung, beispielsweise eine Filterkassette, gefördert.

Querstromfiltrationen finden seit einigen Jahren vielfältige Anwendung, z. B.:

- in der Enzymgewinnung aus Zellhomogenisaten,
- zur Zellernte sowohl von Bakterien- als auch von Tierzellkulturen,
- in Fermentationen mit Zellrückhaltung zur Steigerung der Zelldichte (Katalysatordichte) und bei gleichzeitiger Abführung des (inhibierenden) Produkts im Filtrat.

Nach der Konzentrierung der Zellen werden diese einem hypoosmotischen Schock ausgesetzt. Der Verdünnungsstreß wird beispielsweise durch Zugabe von sterilem Aqua destillata bis zum Ausgangsvolumen der Kulturflüssigkeit herbeigeführt. Vorzugsweise wird das Wasser innerhalb eines Zeitraumes von weniger als 30 Minuten zugegeben.

Daraufhin erfolgt vorzugsweise eine zweite Konzentrierung der Zellsuspension, die analog zur ersten Filtration durchgeführt werden kann. Das nunmehr abfiltrierte Außenmedium enthält das Produkt und wird aufgefangen. Die Produktlösung kann dann nach an sich bekannten Verfahren aufgearbeitet werden.

Daran anschließend wird vorzugsweise bei kontinuierlicher Verfahrensführung ein hyperosmotischer Schock ausgeübt, indem eine hochkonzentrierte Nährstofflösung mit hohem Salzgehalt wiederum bis zum Ausgangsvolumen zugegeben wird. Es kann sich empfehlen, die Zugabe in einem längeren Zeitintervall durchzuführen als bei Ausführung des hypoosmotischen Schocks.

Es kann vorteilhaft sein, nach dem hyperosmotischen Schock die Zellen in einer Regenerationsphase zu halten, um eine vollständige Synthese der kompatiblen Solute im Zellinneren zu erleichtern. Danach ist die Zellkulturlösung zu einem weiteren Zyklus bereit, der aus den Schritten der Konzentrierung der Zellen, dem hypoosmotischen Schock, Filtration der Produktlösung, hyperosmotischen Schock und der Regenerationsphase besteht.

Die Fig. 1 und 2 zeigen schematische Darstellungen der Prozeßführung im Filtrationsmodus (Fig. 1) und im Festkörpervorgang (Fig. 2).

Fig. 1 beschreibt eine Anordnung bestehend aus einem Fermenter 1, in dem die Bakterienkultur gezüchtet wird. Der Fermenter ist mit einem Trübungsmeßsystem 2, einem Leitfähigkeitsmeßsystem 80, einem Rührer 3 und den Zu- und Ableitungen 4, 5, 6 und 7 versehen. Das Vorratsgefäß 10 steht über die Zuleitung 4 mit dem Fermenter in Verbindung und weist vorzugsweise darüberhinaus eine Verbindung 11 zu der Querstromfiltrationseinheit 20 über ein Mehr-Wege-, insbesondere 3-Wege-Ventil, auf.

Über die Pumpe 8 kann das Medium durch die Querstromfiltrationseinheit 20 abgenommen und der Reaktorinhalt konzentriert werden. Über die Leitung 15 kann dann das abgezogene Medium über das 3-Wege-Ventil 30 in den Vorratsbehälter 10 überführt (Stellung A) oder

aufgefangen und gegebenenfalls nach Aufarbeitung (Reinigung) wiederverwendet werden (Stellung C). Über die Zuleitung 5 wird danach der hypoosmotische Schock ausgelöst, indem Wasser zugeleitet wird bis das ursprüngliche Volumen im Reaktionsgefäß 1 wieder hergestellt ist. Danach kann erneut über die Ableitung 7 und die Querstromfiltrationseinheit 20, das nunmehr osmotisch verdünnte Kulturmedium entfernt werden und dann über eine alternative Schaltung des 3-Wege-Ventils 30 (Stellung B) zur Produktseite in ein entsprechendes Auffanggefäß 40 überführt werden.

Die ursprünglichen osmotischen Verhältnisse können durch Zugabe des Mediums aus dem Vorratsbehälter 10 bzw. hochsalines Medium wiederhergestellt werden.

In einer anderen Ausführungsform, die in Fig. 2 dargestellt ist, ist die Festkörper- oder Wirbelschichtkultur 60 mit den Zuleitungen 65, 66 ausgestattet. Die Kultur 60 besteht aus den entsprechenden immobilisierten Organismen. Die Zuleitung 65 ist mit einem Vorratsgefäß 70 verbunden, in dem die Nährlösung bevorratet werden kann. Über die Zuleitung 66 kann das Medium für den hypoosmotischen Schock zugeleitet werden.

Über die Pumpe 8 kann das Medium jeweils abgezogen werden und je nach Verfahrensschritt entweder über das 3-Wege-Ventil 30 in das Vorratsgefäß 70 zurückgeführt, aufgefangen und aufgearbeitet werden (Stellung C) oder in Stellung B des 3-Wege-Ventils die Produktlösung aufgefangen werden. Vorzugsweise sind in der Ableitung 7 Meßeinrichtungen wie Leitfähigkeitsmeßsysteme 80 oder Durchflußphotometer 90 zur Kontrolle der Salinität bzw. Produktmonitoring angeordnet.

Ebenfalls können weitere Meßsonden, -fühler angeordnet sein. Optional sind jeweils auch Steuereinheiten anschließbar.

Versuchsbeispiel

1,5l-Bioreaktor

Biostat M (B. Braun, Melsungen) mit Meßaufsatz HE6. Im Bioreaktor wurden über eine große Zahl von Sonden Meßdaten erfaßt: pH-Sonde, pO₂-Sonde, OD-Sonde, Schaumsonde, Temperatursonde und Leitfähigkeitssonde. Die Meßdaten werden zum zweiten wesentlichen Bestandteil der Anlage, dem Fermenterleitsystem, weitergeleitet.

Fermenterleitsystem

(Münzer & Diehl, Overath), bestehend aus einem Batch-Controller (zur Datenerfassung und -digitalisierung sowie zur Steuerung und Regulation von Prozeßgrößen) und einem IBM-Industriecomputer AT 286 mit FAS-(Fermenter Application software)-Programm (zur Visualisierung und Speicherung der Daten sowie zur Programmierung des Batchcontrollers).

Querstromfiltration

Querstromfiltrationseinheit Minisette Sanitary Cell System mit Filtrationskassette (SS994CO2, Porengröße 0,16 µm, Filterfläche 700 cm², FILTRON, Northborough, MA, U.S.A.)

In diesem Verfahren dient die Querstromfiltration der Konzentrierung der Bakteriensuspension im Fermenter. Der Druck in der Querstromeinheit wird mit Hilfe von Manometern kontrolliert und durch Ventile reguliert.

– Trübungsmeßgerät AS 82 und Trübungsmeßsonde AF 44 S (IMA, Neu-Isenburg-Zeppelinheim) nach dem Prinzip der Streulichtmessung.

1 – Leitfähigkeitsmeßgerät LF 537 und Leitfähigkeitsmeßsonde Tetracon 96 (WTW, Weilheim).

– Schlauchpumpe 2006 (VERDER, Düsseldorf).

– Schlauchpumpe MV-CA 4 (ISMATEC, Glattbrugg, CH).

– 2 Membranpumpen FE 211 (B. Braun, Melsungen).

Lösungen

Jede Fermentation wurde mit 200 ml Vorkultur und 1000 ml VVM15 gestartet (verändertes VREELAND-Medium VVM15, modifiziert: NaCl (145,8 g), KCl (1,0 g), $MgSO_4 \cdot 7 H_2O$ (6,5 g), NH_4Cl (3,0 g), K_2HPO_4 (0,5 g), $CaCl_2 \cdot H_2O$ (0,01 g), $FeSO_4 \cdot 7 H_2O$ (0,01 g), Glucose-Monohydrat (11,0 g), TES (1,0 ml), Aqua dest. ad 1000 ml, pH 7,0 (mit 1 N HCl), als Vorkulturmedium mit 6 g/l TRIS und 1 N HCl auf pH 7,5 gepuffert, TES: Spurenelementlösung, Medium Nr. 141, DSM 1989).

Zur Regulation des pH-Wertes während der Versuche wurden NaOH und HCl eingesetzt. Zur Durchführung der Hochzelllichtfermentation und der Wechselschockschritte wurden FBL-Medium (Glucose-Monohydrat (297,3 g), NH_4Cl (66,9 g), K_2HPO_4 (43,5 g), 1 N HCl (100 ml), Aqua dest. ad 500 ml), und KS30-Medium zur Regulation der Salinität (NaCl (300 g), KCl (2 g), $MgSO_4 \cdot 7 H_2O$ (13 g), $CaCl_2 \cdot 2 H_2O$ (0,02 g), $FeSO_4 \cdot 7 H_2O$ (0,02 g), TES (2 ml), Aqua dest. ad 1000 ml, pH 7) sowie Aqua dest. benötigt.

Batch-Kultur

Der erste Verfahrensschritt war die Anzucht von *Halomonas elongata* im Bioreaktor im Batchverfahren. Die Fermentationsbedingungen während der gesamten Fermentation waren: pH 7,5, 25°C, Belüftungsrate 0,16 l/min Luft, 15% NaCl. Die Batchfermentation wurde solange durchgeführt, bis ein Großteil der Glucose verbraucht war.

Die Fütterungsstrategie kann nach Keller & Dunn ermittelt werden.

Für die auftretenden Parameter Startbiomassekonzentration (X_0), Startvolumen (V_0), Wachstumsrate, Ertragskoeffizient und Substratkonzentration müssen die geeigneten Werte gesucht werden. Die Startparameter Biomassekonzentration (X_0) und Startvolumen (V_0) wurden am Ende der Batchphase ermittelt. Der Ertragskoeffizient Y_{XS} beträgt beim Wachstum von *Halomonas elongata* in Glucose/Mineralsalz-Medium 0,5. Die Substratkonzentration S_{in} in der FBL betrug 540 g/l; die Substratkonzentration S im Fermenter war am Ende der Batchphase nahe 0 und sollte durch die Fütterungsstrategie nicht groß werden. Deshalb wurde S für die Berechnung der Fütterungsrate vernachlässigt. Der letzte Startparameter der Fütterungsstrategie, die Wachstumsrate, wurde empirisch bestimmt.

Die Fütterungsstrategie wurde in das FAS programmiert und die Fütterungsrate mit Hilfe eines ebenfalls programmierten Zeittaktes für jeden Zeitpunkt der Hochzelllichtfermentation berechnet. Über den Batchcontroller wurde die Fütterungsrate an eine Membranpumpe übergeben und die Fedbatchlösung mit der entsprechenden Flußrate in den Fermenter gepumpt. Es wurden Zelldichten bis zu 120 g/l Frischgewicht (ent-

spricht 40 g/l Trockengewicht) erreicht.

Konzentrierung der Zellsuspension

5 Um anschließend die Solute aus den Zellen zu extrahieren, mußte ein Großteil des Außenmediums entfernt werden. Diese Konzentrierung der Zellsuspension wurde mit einer Querstromfiltrationsanlage durchgeführt. Dazu wurde die Zellsuspension mit einer Schlauchpumpe durch die Filterkassette gepumpt. Der Druck in der 10 Filterkassette wurde so reguliert, daß er am Ausgang des Filtermoduls um etwa 0,5 bar geringer als im Eingang war. Er durfte jedoch 3 bar nicht übersteigen. Die Filtrationsdauer hing vom Zustand der Filterkassette ab und schwankte zwischen 30 min bei neuen Kassetten 15 und 2 h bei älteren. Für die Dauer der Filtration wurde die Drehzahl des Rührers im Fermenter auf 300 UpM reduziert und die Zuluft vollständig abgestellt, um ein Eindringen von Luftblasen in den Filter zu verhindern. 20 Das Volumen der Zellsuspension wurde durch die Filtration auf 1/5 des Ausgangsvolumens reduziert. (Dies entspricht einer Zelldichte von bis zu 600 g/l Frischgewicht).

Hypoosmotischer Schock

Der Verdünnungsstreß wurde durch die Zugabe von sterilem Aqua dest. bis zum Ausgangsvolumen herbeigeführt. Das Wasser wurde während eines Zeitraums 30 von 10 bis 30 min zugegeben.

Filtration der Produktlösung

Die zweite Konzentrierung der Zellsuspension wurde 35 durchgeführt, um die Produktlösung von den Zellen abzutrennen. Sie verlief analog zu der ersten Filtration, mit dem Unterschied, daß das abfiltrierte Außenmedium nun das Produkt enthielt. Es konnte eine Konzentration 40 von bis zu 3,7 g Ectoin/l in der Produktlösung erzielt werden.

Hyperosmotischer Schock

Der Salzstreß wurde durch die Zugabe von VVM18 45 (Glucose/Mineralsalzmedium mit 18% (w/v) Salz) bis zum Ausgangsvolumen ausgelöst. Die Zugabe erfolgte über einen Zeitraum von 2 h mit konstanter Flußrate, woraus sich ein zeitlicher Gradient in der Salzkonzentration des Mediums ergibt.

Regenerationsphase

Im Anschluß an den hyperosmotischen Schock folgte 55 eine Regenerationsphase von etwa 24 h zur vollständigen Synthese der kompatiblen Solute. Während dieser Zeit wurde mit einer konstanten Flußrate Fedbatchlösung zugefüttert, so daß 1,3 g Glucose pro Stunde zugefüttert wurden.

Wechselschockzyklen

Nach der Regenerationsphase konnte erneut mit den osmotischen Wechselschocks begonnen werden.

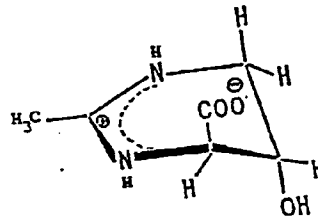
Fig. 3 zeigt einen typischen Verfahrensverlauf, bei dem 5 Wechselschocks durchgeführt worden sind. Die 65 Zeitpunkte der einzelnen Wechselschocks sind durch die in der Figur angegebenen Pfeile gekennzeichnet. In Fig. 3 sind auf der Abszisse die Zeit in Tagen und auf der

Ordinate die Bakterienmasse in % Trübung angegeben.
Es wurden *Halomonas elongata* Zellen in einer Hoch-
zeldichtefermentation kultiviert.

Patentansprüche

1. Verfahren zur in vivo Gewinnung von Inhalts-
stoffen aus Zellen, wobei die betreffenden Zellen
von einem ersten Zustand in einen zweiten Zustand
überführt werden (Schock), wodurch die Zellen ge-
zwungen werden, durch Abgabe von Zellinhalts-
stoffen in die Umgebung oder Synthese von Zelli-
nhaltsstoffen zu reagieren, um eine Anpassung der
Zellen an die Bedingungen des zweiten Zustandes
zu erreichen, mit der Maßgabe, daß diese Verfah-
rensschritte mindestens zweimal (Wechselschock)
durchlaufen werden.
2. Verfahren nach Anspruch 1, wobei der Schock
durch schnelle Veränderung des in der Umgebung
der Zellen herrschenden Druckes, Temperatur, 20
Konzentration von Stoffen, pH-Wert oder Kombi-
nationen dieser Maßnahmen hervorgerufen wird.
3. Verfahren nach Anspruch 1 und/oder 2, wobei
der Schock durch schnelle Veränderung der osmo-
tischen Verhältnisse in der Umgebung der Zellen 25
hervorgerufen wird.
4. Verfahren nach mindestens einem der Ansprüche
1 bis 3, wobei zusätzlich weitere Maßnahmen zur
Erhöhung der Permeabilität von Zellmembranen,
wie Elektroporation, oder Zusatz von permeabili- 30
sierenden Substanzen, angewendet werden.
5. Verfahren nach mindestens einem der Ansprüche
1 bis 4, wobei dafür Sorge getragen wird, daß zwi-
schen den Wechseln quasi-stationäre Bedingungen
zwischen Zelle und umgebendem Medium erreicht 35
werden.
6. Verfahren nach mindestens einem der Ansprüche
1 bis 5, wobei die Zellen Mikroorganismen, wie
Bakterien, Pilze, Hefen, Algen, Rotalgen oder Zel-
len höherer Organismen, wie tierische oder pflanz- 40
liche Zellkulturen sowie tierische und pflanzliche
Gewebe, oder Organe sind.
7. Verfahren nach mindestens einem der Ansprüche
1 bis 6, wobei die Zellen genetisch manipulierte
Zellen sind, die bestimmte Stoffe synthetisieren und 45
in Folge des Wechselschocks sezernieren.
8. Verfahren nach Anspruch 3, wobei der Wechsel
der Osmotischen Verhältnisse der Umgebung der
Zellen durch Austausch des Mediums erfolgt und/
oder durch Veränderung der Osmolarität des Me- 50
diums.
9. Verfahren nach mindestens einem der Ansprüche
1 bis 8, dadurch gekennzeichnet, daß die Zellen
Mikroorganismen wie Proteobakterien, insbeson-
dere Halomonadaceae, oder Firmicutes, insbeson- 55
dere Marinococci, sind.
10. Verfahren nach mindestens einem der Ansprü-
che 1 bis 9, dadurch gekennzeichnet, daß die Zellen
von einer Osmolarität entsprechend bis zu 30 Osmol
in eine Umgebung mit möglichst geringer Osmo- 60
larität überführt werden und umgekehrt.
11. Verfahren nach Anspruch 10, wobei der Wech-
sel der Osmolarität von 1 Osmol bis 5 Osmol er-
folgt.
12. Verfahren nach mindestens einem der Ansprü- 65
che 1 bis 11, wobei die Umgebung der Zellen durch
eine Filtration, wie Querstromfiltration, ausge-
tauscht wird.

13. Verfahren nach mindestens einem der Ansprü-
che 1 bis 12, wobei die Zellen immobilisiert sind
und/oder aggregiert sind.
14. Verfahren nach mindestens einem der Ansprü-
che 1 bis 13, wobei aus den Zellen die zur Anpas-
sung an den ersten Zustand, beispielsweise hohe
Osmolarität, produzierten Stoffe, welche die Zellen
im zweiten Zustand abgegeben haben, aus dem
Medium isoliert werden.
15. Verfahren nach Anspruch 14, wobei Stoffe zur
Osmoregulation und/oder Osmotika, wie Ectoin
und/oder Derivate des Ectoins isoliert werden.
16. S,S- α -Amino- β -hydroxyectoin der Formel



17. Verwendung von Hydroxyectoin als wirksamer
Zusatz zur Kryoprotektion von biologischen Wirk-
stoffen, Zellen, Blutkonserven etc., in der Medizin-
technik, der pharmazeutischen und/oder kosmeti-
schen Industrie.
18. Arzneimittel enthaltend Hydroxyectoin.
19. Verwendung von Hydroxyectoin zur Herstel-
lung eines Arzneimittels zur Behandlung von Haut-
erkrankungen.

Hierzu 3 Seite(n) Zeichnungen

- Leerseite -

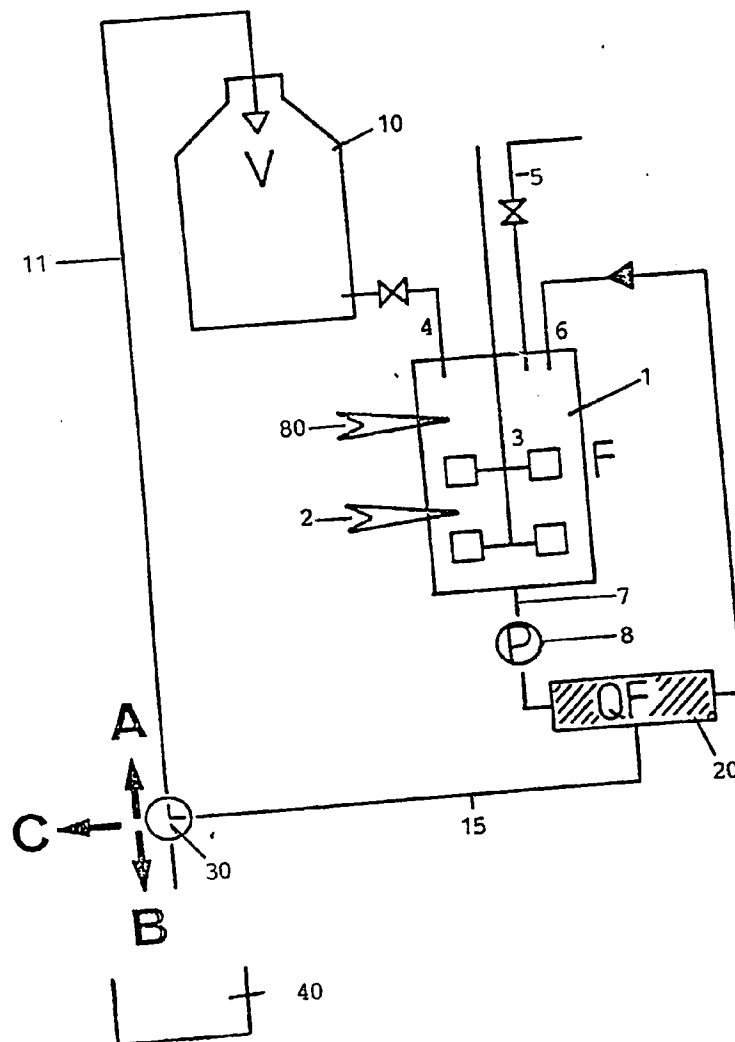


Fig. 1

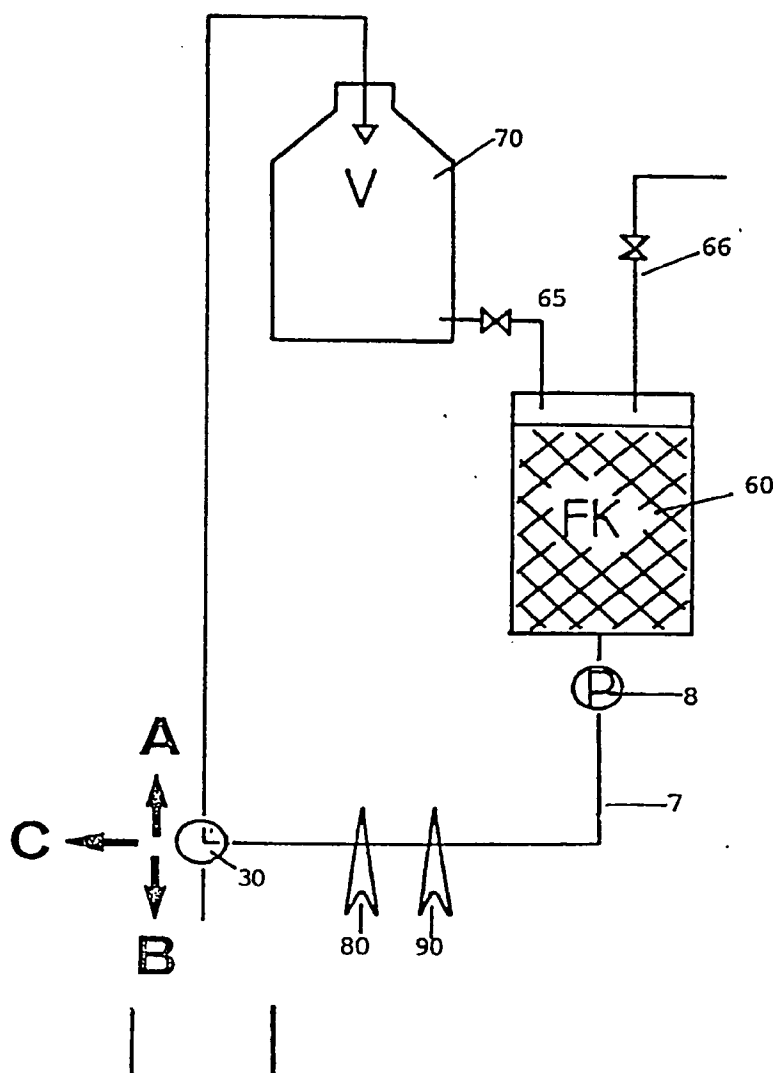


Fig. 2

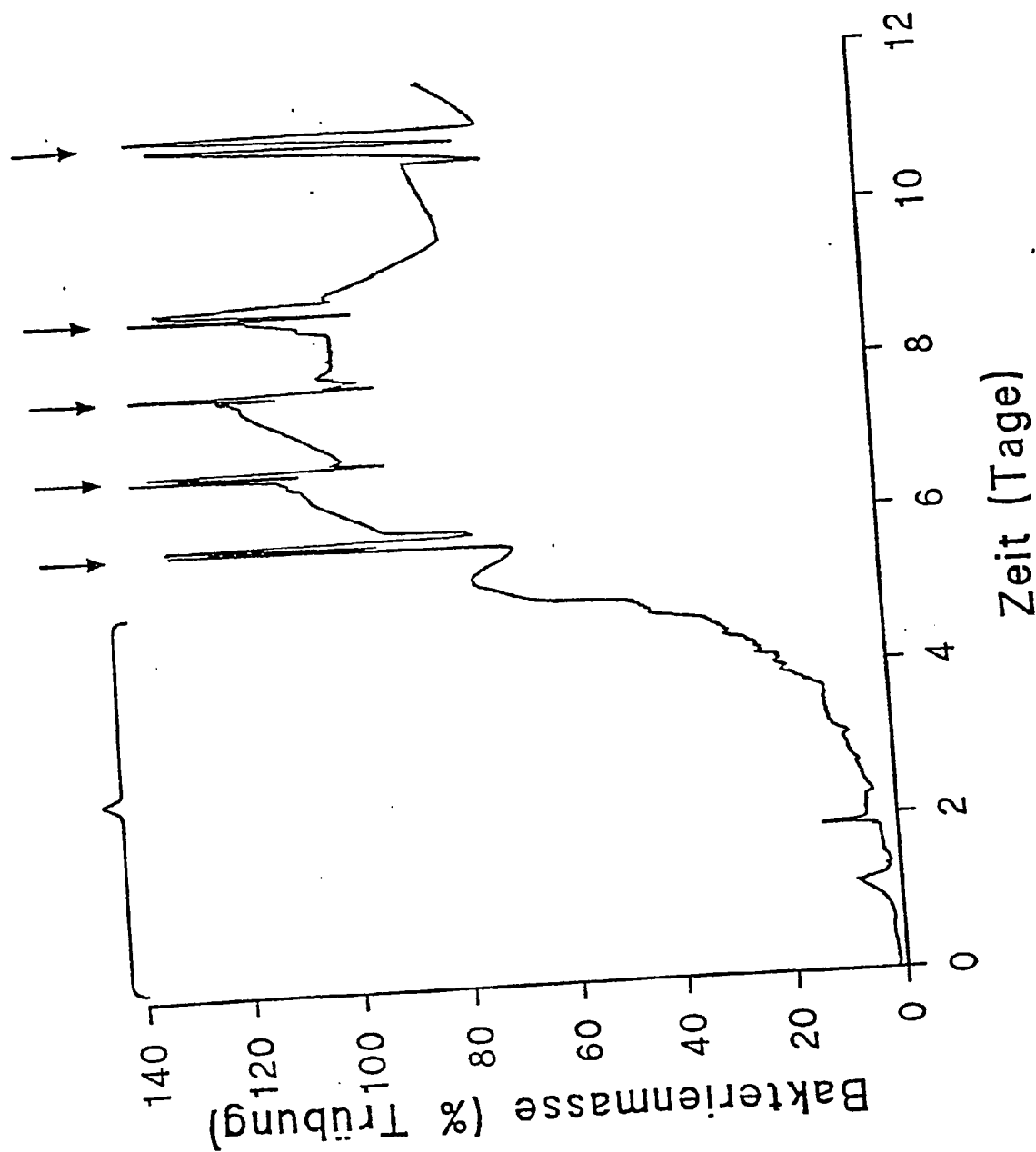


Fig. 3